



Applicant : Kazuya Mitsuhashi et al. Art Unit : 1646
Serial No. : 09/996,008 Examiner : Unknown
Filed : November 28, 2001
Title : MUTANTS OF MYCOBACTERIUM VACCAE-DERIVED FORMATE
DEHYDROGENASE AND USES THEREOF

Commissioner for Patents
Washington, D.C. 20231

TRANSMITTAL OF PRIORITY DOCUMENT UNDER 35 USC §119

Applicants hereby confirm their claim of priority under 35 USC §119 from the following applications:

- Japan Application No. 2000-363894, filed November 29, 2000
- Japan Application No. 2001-254631, filed August 24, 2001

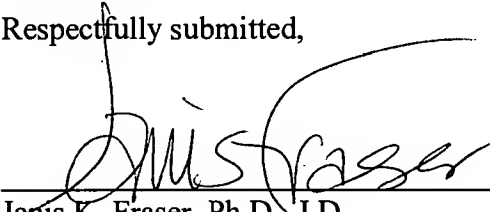
A certified copy of each application from which priority is claimed is submitted herewith.

Please apply any charges or credits to Deposit Account No. 06-1050.

Respectfully submitted,

Date:

March 8, 2002

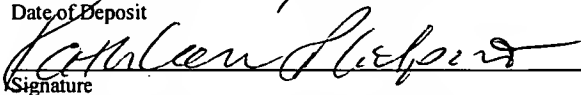

Ianis K. Fraser, Ph.D., J.D.
Reg. No. 34,819

Fish & Richardson P.C.
225 Franklin Street
Boston, Massachusetts 02110-2804
Telephone: (617) 542-5070
Facsimile: (617) 542-8906

20397078.doc

CERTIFICATE OF MAILING BY FIRST CLASS MAIL

I hereby certify under 37 CFR §1.8(a) that this correspondence is being deposited with the United States Postal Service as first class mail with sufficient postage on the date indicated below and is addressed to the Commissioner for Patents, Washington, D.C. 20231.

March 8, 2002
Date of Deposit

Signature

KATHLEEN HILPERT
Typed or Printed Name of Person Signing Certificate



日 本 国 特 許 庁
JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office

出 願 年 月 日

Date of Application:

2000年11月29日

出 願 番 号

Application Number:

特願2000-363894

出 願 人

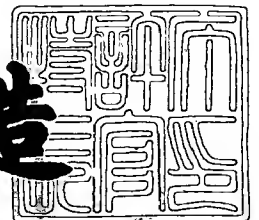
Applicant(s):

ダイセル化学工業株式会社

2001年12月21日

特 許 庁 長 官
Commissioner,
Japan Patent Office

及 川 耕 造



出証番号 出証特2001-3110443

【書類名】 特許願

【整理番号】 D1-A0011

【提出日】 平成12年11月29日

【あて先】 特許庁長官殿

【発明者】

 【住所又は居所】 茨城県つくば市花畑 2 - 1 3 - 1 2 - 5 0 3

 【氏名】 三橋 和也

【発明者】

 【住所又は居所】 茨城県つくば市千現 1 - 1 4 - 1 4 - 1 0 3

 【氏名】 山本 浩明

【発明者】

 【住所又は居所】 茨城県つくば市千現 1 - 1 4 - 1 4 - 4 0 1

 【氏名】 木本 訓弘

【特許出願人】

 【識別番号】 000002901

 【氏名又は名称】 ダイセル化学工業株式会社

【代理人】

 【識別番号】 100102978

 【弁理士】

 【氏名又は名称】 清水 初志

【選任した代理人】

 【識別番号】 100108774

 【弁理士】

 【氏名又は名称】 橋本 一憲

【手数料の表示】

 【予納台帳番号】 041092

 【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

 【物件名】 明細書 1

特 2 0 0 0 - 3 6 3 8 9 4

【物件名】	図面	1
【物件名】	要約書	1
【プルーフの要否】	要	

【書類名】 明細書

【発明の名称】 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、およびその用途

【特許請求の範囲】

【請求項 1】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体であって、その変異が少なくとも 1 4 6 位のシステイン残基が、システイン以外のアミノ酸へ置換された変異を含むギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2】 1 4 6 位の置換アミノ酸がセリンである請求項 1 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 3】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素と比較して、有機溶媒存在下で高い酵素活性を示す請求項 1 または 2 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 4】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体であって、その変異が少なくとも 2 5 6 位のシステイン残基が、システイン以外のアミノ酸へ置換された変異を含むギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 5】 2 5 6 位の置換アミノ酸が、セリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である請求項 4 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 6】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素と比較して、有機溶媒に対し高い耐性を示す請求項 4 または 5 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 7】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体であって、その変異が少なくとも 1 4 6 位および 2 5 6 位の両システイン残基の、システイン以外のアミノ酸への置換を含むギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 8】 1 4 6 位の置換アミノ酸がセリンであり、2 5 6 位の置換アミノ酸がセリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である請求項 7 に

記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 9】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素と比較して、有機溶媒存在下で高い酵素活性を示し、かつ、有機溶媒に対し高い耐性を示す、請求項 7 または 8 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 10】 6 位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換された変異を有する請求項 1 から 9 のいずれかに記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 11】 6 位の置換アミノ酸が、セリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である、請求項 10 に記載のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 12】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位、146 位、および 256 位のシステイン残基が共にセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 13】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がアラニンに、256 位のシステイン残基がセリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 14】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がバリンに、256 位のシステイン残基がセリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 15】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がセリンに、256 位のシステイン残基がアラニンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 16】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がセリンに、256 位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 17】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、146 位のシ

ステイン残基がセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 1 8】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、2 5 6 位のシステイン残基がセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 1 9】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、1 4 6 位および 2 5 6 位のシステイン残基が共にセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2 0】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、2 5 6 位のシステイン残基がバリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2 1】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、1 4 6 位のシステイン残基がセリンに、2 5 6 位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2 2】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がアラニンに、2 5 6 位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2 3】 配列番号：2 に記載のアミノ酸配列において、6 位のシステイン残基がアラニンに、1 4 6 位のシステイン残基がセリンに、2 5 6 位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体。

【請求項 2 4】 請求項 1 から 2 3 のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体をコードする DNA。

【請求項 2 5】 請求項 2 4 に記載の DNA が挿入されたベクター。

【請求項 2 6】 請求項 2 4 に記載の DNA および還元酵素をコードする DNA が挿入されたベクター。

【請求項 2 7】 還元酵素がクライペロマイセス アエスチュアリ (Kluyberom

ycus aestuarii) に由来するカルボニル還元酵素である請求項 26 に記載のベクター。

【請求項 28】 請求項 25 から 27 のいずれかに記載のベクターを保持する形質転換体。

【請求項 29】 宿主細胞が微生物である請求項 28 に記載の形質転換体。

【請求項 30】 請求項 25 に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、請求項 1 から 23 のいずれかに記載のギ酸脱水素酵素の変異体を製造する方法。

【請求項 31】 請求項 26 に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、請求項 1 から 23 のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、および還元酵素の両方を製造する方法。

【請求項 32】 請求項 27 に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、請求項 1 から 23 のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、およびクライベロマイセス アエスチュアリ由来カルボニル還元酵素の両方を製造する方法。

【請求項 33】 下記の (a) から (c) のいずれかを用いた、酸化型 β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドから還元型 β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドを製造する方法。

(a) 請求項 1 から 23 のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体。

(b) 請求項 28 または 29 に記載の形質転換体。

(c) (b) に記載の形質転換体の処理物。

【請求項 34】 請求項 33 (a) から (c) のいずれかを用いて酸化型から還元型に変換した β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドを補酵素とする還元酵素を使用して、酸化型基質から該基質の還元型生成物を製造する方法。

【請求項 35】 酸化型基質がケトンであり、該基質の還元型生成物がアルコールである請求項 34 に記載の方法。

【請求項 36】 ケトンが 4-ハロアセト酢酸エステルであり、アルコールが (S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルである請求項 35 に記載の方法

【請求項 37】 還元酵素がクライベロマイセス アエスチュアリ由来カルボニル還元酵素である請求項 34 から 36 のいずれかに記載の方法。

【請求項 38】 還元酵素が、請求項 31 または 32 に記載の方法によって製造されるものである請求項 34 から 37 のいずれかに記載の方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

本発明は、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来ギ酸脱水素酵素の変異体、該変異体をコードする DNA、およびこれらを利用した酸化型 β -ニコチンアミドジヌクレオチド (NAD⁺) から還元型 β -ニコチンアミドジヌクレオチド (NADH) を製造する方法に関する。

【0002】

【従来の技術】

従来、光学活性 (S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルの製造方法として、パン酵母など微生物を用いた不斉還元法（特開昭 61-146191、特開平 6-209782 等）が知られていた。しかし、菌体内に複数の還元酵素を有するため、生成物の光学純度が低い、収率が悪いなど工業的な利用は困難であった。光学活性 (S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルは、医薬品などの中間体に利用される化合物で、光学的に純粋な対掌体をいかにして入手（合成または分割）するかは、産業上重要な課題となっていた。

【0003】

また、4-ハロアセト酢酸エステルから (S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルを生成する酵素としてクライベロマイセス・アエスチュアリ (*Kluyveromyces aestuarii*) 由来のカルボニル還元酵素（特開 2000-236883）が知られており、この酵素による (S)-4-ハロ-3-ヒドロキシヒドロキシ酪酸エステルの合成方法が報告された。しかし、この酵素を用いて光学活性アルコールを製造するためには、補酵素として化学量論量の還元型 β -ニコチンアミドジヌクレオチド (NADH) を必要とする。この補酵素は極めて高価であるため、単純に補酵素を必要量使用す

る方法は、工業的規模で実施する場合に経済的に不利であり、経済的に有利なプロセスを構築するためには、補酵素酸化型 β -ニコチンアミドジヌクレオチド(NAD⁺)をNADHに還元する反応によって、補酵素を繰り返し利用することが重要となる。

【0004】

これまでのところ、補酵素NAD⁺をNADHに還元するために、ギ酸脱水素酵素を使用した例 (Methods in Enzymology 136,9-21, 1987) や、グルコース脱水素酵素 (特開2000-236883) を使用した例が報告されている。しかしながら、グルコース脱水素酵素はグルコースからグルコン酸への変換を行うために、生成するグルコン酸が目的とする光学活性アルコールと等量できる問題があった。

【0005】

一方、ギ酸脱水素酵素はギ酸から炭酸への変換であり、生成した炭酸は二酸化炭素として系内から効率的に除去されるために、経済的にも有利なプロセスとなりうる。しかし、ギ酸脱水素酵素を使用することの欠点は、酵素自身の安定性が高くないために、失活が起こりやすいことであった。この失活は、種々のファクター、pH値、温度、機械的負荷、基質溶液のイオン強度およびイオン種、重金属、酸素によるチオール基の酸化などによって影響を及ぼされることが知られている (特開平 11-225784)。このため、以下に挙げた突然変異により安定性をあげる方法が知られている。

【0006】

ティシュコフ (Tishkov) らは、シュードモナス (Pseudomonas) sp.101 からのギ酸脱水素酵素を部位特異的変異により、256位のシステインをセリンやメチオニンに置換し、水銀に対する安定性を増大させたが、熱安定性が減少することを示した (Biochem. Biophys. Res. Commun. 192, 4480-4485, 1993)。同じく131位、160位、168位、184位、228位のセリンをアラニンやバリン、ロイシンに置換し、熱安定性を増大させた変異体についても報告している (FEBS Letters 445, 183-188, 1999)。

【0007】

また、スルザルクジク (Slusarczyk) らは、キャンディダ ボイジニイからの

ギ酸脱水素酵素を部位特異的変異により、23位のシステインをセリンに、262位のシステインをバリン、アラニンに置換することにより、銅に対する安定性、弱アルカリ領域での安定性を増大させたが、熱安定性が減少することを示した (Eur. J. Biochem. 267, 1280-1289, 2000)。

【0008】

しかしながら、このような研究努力にも関わらず、上記の酵素を利用して補酵素NADHを再生しながらケトンなどの酸化型基質からアルコールなどの還元型生成物を製造する過程において、ギ酸脱水素酵素の活性が低下し、収率が低くなるという問題が存在していた。

【0009】

【発明が解決しようとする課題】

本発明は、このような状況に鑑みてなされたものであり、その目的は、補酵素NADHを再生しながら酸化型基質から還元型生成物を製造する過程においても活性の低下しないギ酸脱水素酵素を提供することにある。さらに、本発明は、このような酵素を利用して効率的に酸化型基質から還元型生成物を製造することをも目的とする。

【0010】

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、上記課題を解決するために、まず、上記還元型生成物の製造過程におけるギ酸脱水素酵素の活性の低下の原因の究明を行った。その結果、原料であるケトンに代表される有機溶媒の存在によってギ酸脱水素酵素の失活が速やかに起こるためであることを見出した。そこで、有機溶媒に耐性を示す、もしくは有機溶媒によって活性が増大するようなギ酸脱水素酵素の変異体の探索を試みた。ギ酸脱水素酵素の変異体を種々構築し、探索した結果、マイコバクテリウムバッカエ由来ギ酸脱水素酵素（配列番号：2）の146位のシステイン残基を改変することによって、有機溶媒非存在下と比較して有機溶媒存在下により活性が増大する性質を示すギ酸脱水素酵素の変異体を構築することに成功した。

【0011】

また、256位のシステイン残基を改変することによっても、有機溶媒に対し

て耐性を示すギ酸脱水素酵素の変異体を得ることができることを見出した。

【0012】

さらに本発明者らは、これら酵素変異体をコードするDNA、およびケトンからアルコールへの還元反応を司るカルボニル還元酵素をコードするDNAを有する発現ベクターを構築し、ギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素の両方を大腸菌において同時に発現させることに成功した。これら発現させた酵素を用いることにより、補酵素NADHを再生しながら酸化型基質、例えばケトンから該基質の還元型生成物、例えばアルコールの効率的な製造が可能となった。

【0013】

本発明者らは上記の如く、有機溶媒存在下により活性が増大し、有機溶媒に耐性を示すギ酸脱水素酵素変異体を構築し、さらに該酵素およびカルボニル還元酵素を同時に発現させることにより、効率的に酸化型基質から該基質の還元型生成物を製造する方法を見出し、本発明を完成させた。

【0014】

即ち本発明は、補酵素NADHを再生しながら酸化型基質から還元型生成物を製造する過程においても活性の低下しないギ酸脱水素酵素、並びに該酵素を利用して効率的に酸化型基質から還元型生成物を製造する方法に関し、より具体的には、

〔1〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体であって、その変異が少なくとも146位のシステイン残基が、システイン以外のアミノ酸へ置換された変異を含むギ酸脱水素酵素の変異体、

〔2〕 146位の置換アミノ酸がセリンである〔1〕に記載のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔3〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素と比較して、有機溶媒存在下で高い酵素活性を示す〔1〕または〔2〕に記載のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔4〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体であって、その変異が少なくとも256位のシステイン残基が、システイン以外のアミノ酸へ置換

された変異を含むギ酸脱水酵素の変異体、

〔5〕 256位の置換アミノ酸が、セリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である〔4〕に記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔6〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水酵素と比較して、有機溶媒に対し高い耐性を示す〔4〕または〔5〕に記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔7〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水酵素の変異体であって、その変異が少なくとも146位および256位の両システイン残基の、システイン以外のアミノ酸への置換を含むギ酸脱水酵素の変異体、

〔8〕 146位の置換アミノ酸がセリンであり、256位の置換アミノ酸がセリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である〔7〕に記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔9〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水酵素と比較して、有機溶媒存在下で高い酵素活性を示し、かつ、有機溶媒に対し高い耐性を示す、〔7〕または〔8〕に記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔10〕 6位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換された変異を有する〔1〕から〔9〕のいずれかに記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔11〕 6位の置換アミノ酸が、セリン、アラニン、またはバリンのいずれかのアミノ酸である、〔10〕に記載のギ酸脱水酵素の変異体、

〔12〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位、146位、および256位のシステイン残基が共にセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水酵素の変異体、

〔13〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がアラニンに、256位のシステイン残基がセリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水酵素の変異体、

〔14〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がバリンに、256位のシステイン残基がセリンにそれぞれ置換されたアミノ酸

配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 1 5 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がアラニンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 1 6 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 1 7 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、146位のシステイン残基がセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 1 8 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、256位のシステイン残基がセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 1 9 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、146位および256位のシステイン残基が共にセリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 2 0 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、256位のシステイン残基がバリンに置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 2 1 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 2 2 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がアラニンに、256位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔 2 3 〕 配列番号：2に記載のアミノ酸配列において、6位のシステイン残基がアラニンに、146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンにそれぞれ置換されたアミノ酸配列からなるマイコバクテリウム バ

ツカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体、

〔24〕 〔1〕から〔23〕のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNA、

〔25〕 〔24〕に記載のDNAが挿入されたベクター、

〔26〕 〔24〕に記載のDNAおよび還元酵素をコードするDNAが挿入されたベクター、

〔27〕 還元酵素がクライペロマイセス アエスチュアリ (*Kluyberomyces aestuarii*) に由来するカルボニル還元酵素である〔26〕に記載のベクター、

〔28〕 〔25〕から〔27〕のいずれかに記載のベクターを保持する形質転換体、

〔29〕 宿主細胞が微生物である〔28〕に記載の形質転換体、

〔30〕 〔25〕に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、〔1〕から〔23〕のいずれかに記載のギ酸脱水素酵素の変異体を製造する方法、

〔31〕 〔26〕に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、〔1〕から〔23〕のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、および還元酵素の両方を製造する方法、

〔32〕 〔27〕に記載のベクターを保持する形質転換体を培養する工程を含む、〔1〕から〔23〕のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、およびクライペロマイセス アエスチュアリ由来カルボニル還元酵素の両方を製造する方法、

〔33〕 下記の(a)から(c)のいずれかを用いた、酸化型 β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドから還元型 β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドを製造する方法、

(a) 〔1〕から〔23〕のいずれかに記載のマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の変異体、

(b) 〔28〕または〔29〕に記載の形質転換体、

(c) (b)に記載の形質転換体の処理物、

〔34〕 〔33〕の(a)から(c)のいずれかを用いて酸化型から還元型に

変換した β -ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドを補酵素とする還元酵素を使用して、酸化型基質から該基質の還元型生成物を製造する方法、

〔35〕 酸化型基質がケトンであり、該基質の還元型生成物がアルコールである〔34〕に記載の方法、

〔36〕 ケトンが4-ハロアセト酢酸エステルであり、アルコールが(S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルである〔35〕に記載の方法、

〔37〕 還元酵素がクライペロマイセス アエスチュアリ由来カルボニル還元酵素である〔34〕から〔36〕のいずれかに記載の方法、

〔38〕 還元酵素が、〔31〕または〔32〕に記載の方法によって製造されるものである〔34〕から〔37〕のいずれかに記載の方法、を提供するものである。

【0015】

【発明の実施の形態】

本発明は、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素の変異体を提供する。

【0016】

本発明の該変異体の一つの好ましい態様は、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素 (配列番号: 2) において、146位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換された変異を少なくとも含む変異体 (以下、「146変異体」と称する) である。146位の置換アミノ酸は、好ましくはセリンである。146変異体は、146位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換されたものであれば、146位以外のアミノ酸配列において1もしくは複数のアミノ酸が置換、欠失、付加および/または挿入などの変異を有していてもよい。このような変異は、人為的に導入することもできるが、自然界において生じることもある。本発明の変異体には、これら双方の変異体が含まれる。146変異体における変異するアミノ酸数は、通常、50アミノ酸以内であり、好ましくは30アミノ酸以内であり、さらに好ましくは10アミノ酸以内 (例えば、5アミノ酸以内、3アミノ酸以内) である。146変異体は、好ましくは、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ

酸脱水素酵素（配列番号：2）と比較して、有機溶媒存在下において高いギ酸脱水素酵素活性を示す変異体である。有機溶媒としては、例えば、酢酸エチル、酢酸メチル、酢酸プロピル等の酢酸エステル類、アセト酢酸エチル、アセト酢酸メチル等のアセト酢酸エステル類、4-クロロアセト酢酸エチル、4-クロロアセト酢酸メチル等の4-ハロ-3-オキシ酪酸エステル類等を挙げることができるが、これらの有機溶媒に限定されない。146変異体は、少なくとも一つの有機溶媒において高いギ酸脱水素酵素活性を示すものである。ギ酸脱水素酵素活性は、当業者によって一般的に行われる方法によって測定することができる。例えば、以下の方法を例示することができる。リン酸カリウム緩衝液（pH 7.0、100mM）、NAD⁺ 2.5mM、ギ酸ナトリウム 100mM および酵素を含む反応液中 25℃で反応させ、NADHの増加にともなう 340nmの吸光度の増加を測定する。1U は、1分間に 1 μ molのNADHの増加を触媒する酵素量とする。また、タンパク質の定量は、バイオラッド製タンパク質アッセイキットを用いた色素結合法により行う。基質としてギ酸ナトリウムの代わりに、有機溶媒、特に4-クロロアセト酢酸エチルを用いた場合には、この条件では340nmにおける吸光度の変化は観察されない。

【0017】

本発明の変異体の他の好ましい態様は、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素（配列番号：2）において、256位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換された変異を少なくとも含む変異体（以下、「256変異体」と称する）である。256位の置換アミノ酸は、好ましくは、セリン、アラニン、またはバリンである。256変異体は、256位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸へ置換されたものであれば、256位以外のアミノ酸配列において1もしくは複数のアミノ酸が置換、欠失、付加および／または挿入などの変異を有していてもよい。このような変異は、人為的に導入することもできるが、自然界において生じることもある。本発明の変異体には、これら双方の変異体が含まれる。256変異体における変異するアミノ酸数は、通常、50アミノ酸以内であり、好ましくは30アミノ酸以内であり、さらに好ましくは10アミノ酸以内（例えば、5アミノ酸以内、3アミノ酸以内）である。256変異体は、好ましくは、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacte*

rium vaccae) 由来のギ酸脱水素酵素 (配列番号: 2) と比較して、有機溶媒に対し高い耐性を示す。有機溶媒としては、例えば、4-クロロアセト酢酸エチルエステル、4-ブロモアセト酢酸エチルエステル、4-ヨード酢酸エチルエステル、4-クロロアセト酢酸メチル、4-クロロアセト酢酸プロピル等の4-ハロ-3-オキシ酪酸エステル類、クロロアセトフェノン、ブロモアセトフェノン等のハロアセトフェノン、また3-クロロ-1-フェニル-2-プロパノン、3-ブロモ-1-フェニル-2-プロパノン等の、3-ハロ-1-フェニル-2-プロパノン誘導体等を挙げることができるが、これらの有機溶媒に限定されない。256変異体は、少なくとも一つの有機溶媒において高い耐性を示すものである。ギ酸脱水素酵素の有機溶媒耐性、例えば4-クロロアセト酢酸エチル耐性は、次のようにして測定することができる。

【0018】

リン酸カリウム緩衝液 (pH 7.0、100mM)、4-クロロアセト酢酸エチル 20mM、ギ酸脱水素酵素を含む反応液中 25℃、20分保持後、NAD⁺ を 2.5mM、ギ酸ナトリウムを 100mMになるように加え、反応液中 25℃で反応させ、NADHの増加にともなう 340nmの吸光度の増加を測定する。対照実験としては、リン酸カリウム緩衝液 (pH 7.0、100mM)、ギ酸脱水素酵素を含む反応液中 25℃、20分保持後、NAD⁺を 2.5mM、ギ酸ナトリウムを100mM、4-クロロアセト酢酸エチルを20mMになるように加え、反応液中 25℃で反応させ、NADHの増加にともなう340nmの吸光度の増加を測定する。

【0019】

本発明の変異体のさらなる好ましい態様は、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素 (配列番号: 2) において、上記 146位および256位の両システイン残基が共にシステイン以外のアミノ酸へ置換された変異を少なくとも含むような変異体 (以下、「146-256変異体」と称する) である。146位の置換アミノ酸は、好ましくは、セリンであり、256位の置換アミノ酸は、好ましくは、セリン、アラニン、またはバリンである。146位および256位の両システイン残基が共にシステイン以外のアミノ酸へ置換されたものであれば、146位および256位以外のアミノ酸の変異に

ついては特に制限されない。146-256変異体は、好ましくは、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素 (配列番号 : 2) と比較して、有機溶媒存在下において高いギ酸脱水素酵素活性を示し、かつ、有機溶媒に対して高い耐性を示す。

【0020】

本発明の変異体の他の態様は、上述のマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の146位および/または256位の変異に加えて、6位のシステイン残基がシステイン以外のアミノ酸に置換した変異を含むギ酸脱水素酵素の変異体である。6位の置換アミノ酸は、好ましくは、セリン、アラニン、またはバリンである。該変異体は、好ましくは、マイコバクテリウム バッカエ (*Mycobacterium vaccae*) 由来のギ酸脱水素酵素 (配列番号 : 2) と比較して、有機溶媒存在下における高いギ酸脱水素酵素活性および/または有機溶媒に対する高い耐性を示す。

【0021】

本発明の好ましい変異体の具体例を以下に示す。

(a) 配列番号 : 2に記載したアミノ酸配列において、146位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(b) 配列番号 : 2に記載したアミノ酸配列において、256位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(c) 配列番号 : 2に記載したアミノ酸配列において、256位のシステイン残基がバリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(d) 配列番号 : 2に記載したアミノ酸配列において146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(e) 配列番号 : 2に記載したアミノ酸配列において146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がアラニンに置換されているマイコバク

テリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(f) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(g) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がセリンに、146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(h) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がアラニンに、256位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(i) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がバリンに、256位のシステイン残基がセリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(j) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がアラニンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(k) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(l) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がアラニンに、146位のシステイン残基がセリンに、256位のシステイン残基がバリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

(m) 配列番号：2に記載したアミノ酸配列において6位のシステイン残基がアラニンに、256位のシステイン残基がバリンに置換されているマイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水素酵素の変異体

【0022】

上記(a)から(m)の変異体のうち、(a)で示した変異体は、有機溶媒存

在下において高いギ酸脱水酵素活性を示す。(b)、(c)、(h)、(i)、(j)、(k) および (m) で示した変異体は、有機溶媒に対して高い耐性を示す。(d)、(f)、(g) および (l) で示した変異体は、有機溶媒存在下において高いギ酸脱水酵素活性を示し、かつ有機溶媒に対して高い耐性を示す。

【 0 0 2 3 】

本発明の上記変異体は、例えば、マイコバクテリウム バッカエ由来のギ酸脱水酵素のアミノ酸配列を改変することにより得ることができる。これらのタンパク質は、当業者によって一般的に行われる方法、例えば部位特異的変異誘発法 (Hashimoto-Gotoh, T. et al. (1995) Gene 152, 271-275, Zoller, MJ, and Smith, M. (1983) Methods Enzymol. 100, 468-500) 等を用いて作製することができる。具体的には後述の実施例で示される方法によって取得することができる。本願出願人は図 2 に示す pSFR415 を有する大腸菌 (JM109(pSFR415))、および pSFR426 を有する大腸菌 (JM109(pSFR426)) を寄託している。該プラスミドに挿入された DNA は、本発明の変異体の作製において好適に利用することができる。

【 0 0 2 4 】

なお、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水酵素における 2 5 6 位システイン残基周辺は、他のギ酸脱水酵素においても保存された領域であり、2 5 6 位システインは、例えばアスペルギルス ニデュランス (現エメリセラ ニデュランス) 由来では 2 2 4 位システインに、ハンセヌラ ポリモルファ (現ピキア アングスタ) 由来 (SWISS : P33677) では 2 2 8 位システインに、ニューロスポラ クラッサ由来 (SWISS : NEUFDHA) では 2 2 8 位システインに、シュードモナス sp. 101 由来 (SWISS : P33160) では 2 5 5 位システインに相当する。また、同じくマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水酵素における 1 4 6 位システイン残基周辺は、他のギ酸脱水酵素においても保存された領域であり、例えばシュードモナス (Pseudomonas) sp. 101 由来 (SWISS : P33160) では 1 4 5 位システインに相当する。(Appl. Microbiol. Biotechnol. 44, 479-483, 1995)。これら既知酵素においても部位特異的変異による改変によって、有機溶媒耐性を向上させる、および/または有機溶媒による活性化効果が期待できる。

【 0 0 2 5 】

また本発明は、ギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNAに関する。本発明のギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNAは、例えば配列番号：1に記載されたマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素をコードするDNAに、当業者によって一般的に行われる部位特異的変異導入法を用いて塩基置換を導入することによって得ることができる。

【0026】

本発明は、このようにして得られた本発明のギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNAを、公知の発現ベクターに挿入することによって作製されるギ酸脱水素酵素変異体発現ベクターを提供する。該発現ベクターで形質転換した形質転換体を培養することにより、本発明のギ酸脱水素酵素の変異体を、組換え体タンパク質として得ることができる。

【0027】

さらに本発明は、本発明のギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNA、および還元酵素をコードするDNAを、公知の発現ベクターに挿入することによって作製されるギ酸脱水素酵素変異体および還元酵素の発現ベクターを提供する。該発現ベクターで形質転換した形質転換体を培養することにより、本発明のギ酸脱水素酵素変異体および還元酵素を、組換えタンパク質として得ることができる。該還元酵素としては、好ましくはカルボニル還元酵素である。具体的には、例えば下記の微生物由来のカルボニル還元酵素を挙げることができる。

- ・コリネバクテリウム (*Corynebacterium*) sp. ST-10 (Appl. Environ. Microbiol. 63, 3783-3788, 1997)
- ・キャンディダ パラプシロシス (*Candida parapsilosis*) IFO 1396 (特開平 07-231785)
- ・アルカリゲネス ユートロファス (*Alcaligenes eutrophus*) N9A (J. Bacteriol. 170, 5248-5256, 1988)
- ・コマモナス テリゲナ (*Comamonas terrigena*) (Biochim. Biophys. Acta 661, 74-86, 1981)
- ・ゲオトリカム キャンディダム (*Geotrichum candidum*) IFO 4597 (特公平 01-27715)

- ・ハンセヌラ オフナエンシス (*Hansenula ofunaensis*) AKU 4328 (J. Biosci. Bioeng. 88, 148-152, 1999)
- ・ノカルディア エリスロポリス (*Nocardia erythropolis*) ATCC 4277 (Appl. Environ. Microbiol. 61, 3729-3722, 1995)
- ・ノカルディア ファスカ (*Nocardia fusca*)
- ・ピキア (*Pichia*) sp. NRRL-Y-11328 (J. Appl. Biochem. 3, 218-232, 1981)
- ・シュードモナス (*Pseudomonas*) sp. PED (ATCC 49794) (US 5385833)
- ・ロドコッカス エリスロポリス (*Rhodococcus erythropolis*) DSM 743 (J. Biotechnol. 33, 283-292, 1994)
- ・ロドコッカス エリスロポリス (*Rhodococcus erythropolis*) (Recl. Trav. Chim. Pays-Bas 115, 239-243, 1996)
- ・ロドシュードモナス スフェロイデス (*Rhodopseudomonas sphaeroides*) (Tetrahedron Asym. 4, 1259-1269, 1993)
- ・スルフォロバス ソルファタリカス (*Sulfolobus solfataricus*) MT-4 (Biotechnol. Lett. 13, 31-34, 1991)

【 0 0 2 8 】

本発明においてギ酸脱水素酵素の変異体、および／または還元酵素を発現させるために、形質転換の対象となる微生物は、ギ酸脱水素酵素の変異体をコードするDNA、および／または還元酵素をコードするDNAを含む組み換えベクターにより形質転換され、ギ酸脱水素酵素の変異体、および／または還元酵素を発現することができる生物であれば特に制限されない。このような形質転換体および該形質転換体を培養する工程を含む本発明のギ酸脱水素酵素変異体、および／または還元酵素を製造する方法も本発明に包含される。形質転換体の宿主生物として利用可能な微生物は、例えば以下のような微生物を示すことができる。

【 0 0 2 9 】

- ・エシェリヒア (*Escherichia*) 属、バチルス (*Bacillus*) 属、シュードモナス (*Pseudomonas*) 属、セラチア (*Serratia*) 属、ブレヴィバクテリウム (*Brevibacterium*) 属、コリネバクテリイウム (*Corynebacterium*) 属、ストレプトコッカス (*Streptococcus*)

s) 属、ラクトバチルス (*Lactobacillus*) 属等の宿主ベクター系の開発されている細菌

・ロドコッカス (*Rhodococcus*) 属、ストレプトマイセス (*Streptomyces*) 属等の宿主ベクター系の開発されている放線菌

・サッカロマイセス (*Saccharomyces*) 属、クライベロマイセス (*Kluyveromyces*) 属、シゾサッカロマイセス (*Schizosaccharomyces*) 属、チゴサッカロマイセス (*Zygosaccharomyces*) 属、ヤロウイア (*Yarrowia*) 属、トリコスポロン (*Trichosporon*) 属、ロドスポリジウム (*Rhodospiridium*) 属、ピキア (*Pichia*) 属、キャンディダ (*Candida*) 属等の宿主ベクター系の開発されている酵母

・ノイロスポラ (*Neurospora*) 属、アスペルギルス (*Aspergillus*) 属、セファロスポリウム (*Cephalosporium*) 属、トリコデルマ (*Trichoderma*) 属等の宿主ベクター系の開発されているカビ

【 0 0 3 0 】

形質転換体の作製のための手順および宿主に適合した組み換えベクターの構築は、分子生物学、生物工学、遺伝子工学の分野において慣用されている技術に準じて行うことができる（例えば、Sambrookら、モレキュラー・クローニング、Cold Spring Harbor Laboratories）。微生物菌体内などにおいて、本発明のギ酸脱水素酵素の変異体遺伝子、および／または還元酵素遺伝子を発現させるためには、まず微生物中で安定に存在するプラスミドベクターまたはファージベクターへ本発明のDNAを導入し、その遺伝情報を転写・翻訳させる。そのためには、転写・翻訳を制御するユニットにあたるプロモーターを本発明のDNA鎖の5'-側上流に、より好ましくはターミネーターを3'-側下流に、それぞれ組み込めばよい。このプロモーター、ターミネーターとしては、宿主として利用する微生物中において機能することが知られているプロモーター、ターミネーターを用いる。これら各種微生物において利用可能なベクター、プロモーター、ターミネーター等に関しては、例えば「微生物学基礎講座 8 遺伝子工学・共立出版」、特に酵母に関しては、Adv. Biochem. Eng. 43, 75-102 (1990)、Yeast 8, 423-488 (1992)、等に詳細に記載されている。

【 0 0 3 1 】

エシェリヒア属、特に大腸菌エシェリヒア・コリ (*Escherichia coli*) においては、プラスミドベクターとして、例えばpBR、pUC系プラスミドを利用でき、lac(β -ガラクトシダーゼ)、trp(トリプトファンオペロン)、tac、trc (lac、trpの融合)、 λ ファージ PL、PR等に由来するプロモーター等が利用できる。また、ターミネーターとしては、trpA由来、ファージ由来、rrnBリボソームRNA由来のターミネーター等を用いることができる。

【0032】

バチルス属においては、ベクターとしてpUB110系プラスミド、pC194系プラスミド等が利用可能であり、染色体にインテグレートさせることも可能である。また、プロモーターまたはターミネーターとしてapr(アルカリプロテアーゼ)、npr(中性プロテアーゼ)、またはamy(α -アミラーゼ)等が利用できる。

【0033】

シュードモナス属においては、シュードモナス・プチダ (*Pseudomonas putida*)、シュードモナス・セパシア (*Pseudomonas cepacia*) 等の宿主ベクター系が開発されている。トルエン化合物の分解に関与するプラスミドTOLプラスミドを基本にした広宿主域ベクター (RSF1010等に由来する自律的複製に必要な遺伝子を含む) pKT240等が利用可能である。プロモーターまたはターミネーターとしては、リパーゼ (特開平5-284973) 遺伝子等が利用できる。

【0034】

ブレビバクテリウム属、特にブレビバクテリウム・ラクトファーマンタム (*Brevibacterium lactofermentum*) においては、pAJ43 (Gene 39, 281 (1985)) 等のプラスミドベクターが利用可能である。プロモーターまたはターミネーターとしては、大腸菌で使用されているプロモーター、ターミネーターがそのまま利用可能である。

【0035】

コリネバクテリウム属、特にコリネバクテリウム・グルタミカム (*Corynebacterium glutamicum*) においては、pCS11 (特開昭57-183799)、pCB101 (Mol. Gen. Genet. 196, 175 (1984)) 等のプラスミドベクターが利用可能である。

【0036】

ストレプトコッカス(*Streptococcus*)属においては、pHV1301(FEMS Microbiol. Lett. 26, 239 (1985)、pGK1 (Appl. Environ. Microbiol. 50, 94 (1985)) 等がプラスミドベクターとして利用可能である。

【 0 0 3 7 】

ラクトバチルス(*Lactobacillus*)属においては、ストレプトコッカス属用に開発されたpAM β 1 (J. Bacteriol. 137, 614 (1979)) 等が利用可能であり、プロモーターとして大腸菌で利用されているものが利用可能である。

【 0 0 3 8 】

ロドコッカス(*Rhodococcus*)属においては、ロドコッカス・ロドクロウス(*Rhodococcus rhodochrous*)から単離されたプラスミドベクター等が利用可能である (J. Gen. Microbiol. 138, 1003 (1992))。

【 0 0 3 9 】

ストレプトマイセス(*Streptomyces*)属においては、HopwoodらのGenetic Manipulation of *Streptomyces*: A Laboratory Manual Cold Spring Harbor Laboratories (1985)に記載の方法に従って、プラスミドを構築することができる。特に、ストレプトマイセス・リビダンス(*Streptomyces lividans*)においては、pIJ486 (Mol. Gen. Genet. 203, 468-478, 1986)、pKC1064(Gene 103,97-99 (1991))、pUWL-KS (Gene 165,149-150 (1995))等が使用できる。また、ストレプトマイセス・バージニア(*Streptomyces virginiae*)においても、同様のプラスミドを使用することができる (Actinomycetol. 11, 46-53 (1997))。

【 0 0 4 0 】

サッカロマイセス(*Saccharomyces*)属、特にサッカロマイセス・セレビジアエ(*Saccharomyces cerevisiae*) においては、YRp系、YEp系、YCp系、YIp系プラスミド等が利用可能であり、染色体内に多コピー存在するリボソームDNAとの相同組み換えを利用したインテグレーションベクター (EP 537456など) は、多コピーで遺伝子を導入でき、かつ安定に遺伝子を保持できるため極めて有用である。また、ADH(アルコール脱水素酵素)、GAPDH(グリセルアルデヒド-3-リン酸脱水素酵素)、PHO(酸性フォスファターゼ)、GAL(β -ガラクトシダーゼ)、PGK(ホスホグリセレートキナーゼ)、ENO(エノラーゼ)等のプロモーターおよびターミネー

ターが利用可能である。

【0041】

クライペロマイセス属、特にクライペロマイセス・ラクティス(*Kluyveromyces lactis*)においては、サッカロマイセス・セレビジアエ由来2 μ m系プラスミド、pKD1系プラスミド(J. Bacteriol. 145, 382-390 (1981))、キラー活性に関与するpGK11由来プラスミド、クライペロマイセス属における自律増殖遺伝子KARS系プラスミド、リボソームDNA等との相同組み換えにより染色体中にインテグレート可能なベクタープラスミド(EP 537456など)などが利用可能である。また、ADH、PGK等に由来するプロモーター、ターミネーターが利用可能である。

【0042】

シゾサッカロマイセス(*Schizosaccharomyces*)属においては、シゾサッカロマイセス・ポンベ由来のARS(自律複製に関与する遺伝子)、およびサッカロマイセス・セレビジアエ由来の栄養要求性を相補する選択マーカーを含むプラスミドベクター等が利用可能である(Mol. Cell. Biol. 6, 80 (1986))。また、シゾサッカロマイセス・ポンベ由来のADHプロモーターなどが利用できる(EMBO J. 6, 729 (1987))。特に、pAUR224は、宝酒造から市販されており容易に利用できる。

【0043】

チゴサッカロマイセス属(*Zygosaccharomyces*)においては、チゴサッカロマイセス・ロウキシ(*Zygosaccharomyces rouxii*)由来のpSB3(Nucleic Acids Res. 13, 4267 (1985))などに由来するプラスミドベクター等が利用可能であり、サッカロマイセス・セレビジアエ由来PH05プロモーター、およびチゴサッカロマイセス・ロウキシ由来GAP-Zr(グリセルアルデヒド-3-リン酸脱水素酵素)のプロモーター(Agr. Biol. Chem. 54, 2521 (1990))等が利用可能である。

【0044】

ピキア(*Pichia*)属においては、ピキア・アンガスタ(*Pichia angusta*, 旧名: ハンゼヌラ・ポリモルファ(*Hansenula polymorpha*))において宿主ベクター系が開発されている。ベクターとしては、ピキア・アンガスタ由来自律複製に関与する遺伝子(HARS1、HARS2)も利用可能であるが、比較的不安定であるため、染色

体への多コピーインテグレーションが有効である (Yeast 7, 431-443 (1991))。また、メタノールなどで誘導されるAOX (アルコールオキシダーゼ)、FDH (ギ酸脱水素酵素) のプロモーター等が利用可能である。また、ピキア・パストリス (*Pichia pastoris*) などにピキア由来自律複製に関与する遺伝子 (PARS1、PARS2) 等を利用した宿主ベクター系が開発されており (Mol. Cell. Biol. 5, 3376 (1985))、高濃度培養とメタノールで誘導可能なAOXなど強いプロモーターが利用できる (Nucleic Acids Res. 15, 3859 (1987))。

【 0 0 4 5 】

キャンディダ (*Candida*) 属においては、キャンディダ・マルトーサ (*Candida maltosa*)、キャンディダ・アルビカンス (*Candida albicans*)、キャンディダ・トロピカリス (*Candida tropicalis*)、キャンディダ・ウチルス (*Candida utilis*) 等において宿主ベクター系が開発されている。キャンディダ・マルトーサにおいてはキャンディダ・マルトーサ由来ARSがクローニングされ (Agri. Biol. Chem. 51, 51, 1587 (1987))、これを利用したベクターが開発されている。また、キャンディダ・ウチルスにおいては、染色体インテグレートタイプのベクターの強力なプロモーターが開発されている (特開平08-173170)。

【 0 0 4 6 】

アスペルギルス (*Aspergillus*) 属においては、アスペルギルス・ニガー (*Aspergillus niger*)、アスペルギルス・オリジー (*Aspergillus oryzae*) 等がカビの中で最もよく研究されており、プラスミド、および染色体へのインテグレーションの利用が可能であり、菌体外プロテアーゼやアミラーゼ由来のプロモーターが利用可能である (Trends in Biotechnology 7, 283-287 (1989))。

【 0 0 4 7 】

トリコデルマ (*Trichoderma*) 属においては、トリコデルマ・リーゼイ (*Trichoderma reesei*) を利用したホストベクター系が開発され、菌体外セルラーゼ遺伝子由来プロモーター等が利用できる (Biotechnology 7, 596-603 (1989))。

【 0 0 4 8 】

また、微生物以外でも、植物、動物において様々な宿主・ベクター系が開発されており、特に蚕を用いた昆虫 (Nature 315, 592-594 (1985))、菜種、トウモ

ロコシ、またはジャガイモ等の植物中に大量に異種タンパク質を発現させる系が開発されており好適に利用できる。

【 0 0 4 9 】

本発明において使用するギ酸脱水素酵素変異体の生産能を有する微生物は、ギ酸脱水素酵素の変異体生産能を有するマイコバクテリウム バッカエの突然変異株、変種、および遺伝子操作技術の利用により作成された本発明の酵素生産能を獲得した形質転換体を含む。

【 0 0 5 0 】

また本発明は、本発明のギ酸脱水素酵素の変異体、本発明の形質転換体、または該形質転換体の処理物を用いた補酵素NAD⁺（酸化型β-ニコチンアミドジヌクレオチド）からNADH（還元型β-ニコチンアミドジヌクレオチド）を生産する方法を提供する。補酵素NADHは、各種カルボニル還元酵素、アルコール脱水素酵素、アルデヒド脱水素酵素、ヒドロキシ酸脱水素酵素、アミノ酸脱水素酵素の還元型の補酵素として有用であり、これらの酵素がその還元能を発揮するためには必須の補酵素である。

【 0 0 5 1 】

さらに本発明は、NADH依存性の還元酵素によって酸化型基質から該基質の還元型生成物の製造を行う際に生じるNAD⁺を、本発明のギ酸脱水素酵素の変異体を用いてギ酸から炭酸への変換反応によりNADHへと再生させ、効率的に該還元型生成物を製造する方法を提供する。このNADH依存性還元酵素とは、NADHを補酵素として還元反応を行う酵素を指し、例えばアルコール脱水素酵素のように、還元反応、酸化反応ともに触媒しうる酵素であってもよい。また、上記方法において本発明のギ酸脱水素酵素変異体の代わりに、本発明の形質転換体または該形質転換体の処理物を利用することも可能である。

【 0 0 5 2 】

上記NADH依存性還元酵素、その酸化型基質、該基質の還元型生成物としては、例えば、以下の組み合わせを挙げることができるが、これらに制限されない。

- ・カルボニル基を基質としてアルコールを生成する酵素（E.C. 1.1.1.-）によるケトンからアルコールの生産

- ・カルボン酸を基質としてアルデヒドを生成する酵素 (E.C. 1.2.1.-) によるカルボン酸からのアルデヒドの生産
- ・炭素炭素二重結合を還元し炭素炭素一重結合を生成する酵素 (E.C. 1.3.1.-) による炭素炭素二重結合体から炭素炭素一重結合体の生産
- ・カルボニル基を基質として還元的アミノ化によりアミノ基を生成する酵素 (E.C. 1.4.1.-) によるケト酸からアミノ酸の生産
- ・炭素炭素二重結合に酸素を付加することによりジオールを生成する酵素 (E.C. 1.14.12.-) によるアルケンからジオールの生産

【0053】

ここで、E.C. 1.1.1.- に分類される酵素としては、例えばアルコール脱水素酵素、D-ヒドロキシイソカプロン酸脱水素酵素、L-ヒドロキシイソカプロン酸脱水素酵素、D-マンデル酸脱水素酵素、L-マンデル酸脱水素酵素、D-乳酸脱水素酵素、およびL-乳酸脱水素酵素等が挙げられる。E.C.1.2.1.- に分類される酵素としては、例えばアルデヒド脱水素酵素等が挙げられる。E.C.1.3.1.- に分類される酵素としては、例えばエノイル-CoA 還元酵素およびフマル酸還元酵素等が挙げられる。E.C.1.4.1.- に分類される酵素としては、例えばフェニルアラニン脱水素酵素、グルタミン酸脱水素酵素、ロイシン脱水素酵素、およびアラニン脱水素酵素等が挙げられる。E.C.1.14.2.- に分類される酵素としては、例えばベンゼンジオキシゲナーゼ等が挙げられる。

【0054】

これら酵素を作用させる場合の基質としては、その酵素が作用しうる化合物であれば特に制限はなく、基質分子内に、ハロゲン、硫黄、および／またはリン等を有しているもの、水酸基、アミノ基等を有しているもの、炭素鎖が分枝状であるもの、炭素鎖が不飽和であるもの、複素環を含む芳香環を有しているものを例示することができる。

【0055】

本発明のギ酸脱水素酵素の変異体は、有機溶媒に耐性を持つ、および／または有機溶媒により活性化されるため、例えばケトンおよびアルコールの存在下であっても活性を長く、および／または高く保持することができ、工業的なアルコー

ル製造において有利である。また、カルボニル還元酵素はNADHを補酵素とし、ケトンからアルコールを生成するものであれば、特に限定されない。酵素分子、その処理物、酵素分子を含む培養物、または酵素を生成する微生物等の形質転換体を反応溶液と接触させることにより、目的とする酵素反応を行わせることができる。なお、酵素と反応溶液の接触形態はこれらの具体例に限定されるものではない。反応溶液は、基質および酵素反応に必要な補酵素のNADHを、酵素活性の発現に適した溶媒に溶解させたものである。本発明におけるギ酸脱水素酵素の変異体を含む微生物の処理物、またはカルボニル還元酵素を含む微生物の処理物には、具体的には界面活性剤やトルエン等の有機溶媒処理によって細胞膜の透過性を変化させた微生物、ガラスビーズや酵素処理によって菌体を破碎した無細胞抽出液、および該抽出液を部分精製したもの等が含まれる。

【 0 0 5 6 】

本発明によるアルコールの製造の原料となるケトンとしては、使用されるカルボニル還元酵素が還元しうるケトンであれば特に制限はない。カルボニル還元酵素として、クライペロマイセス アエスチュアリのカルボニル還元酵素を用いた場合には、4-ハロアセト酢酸エステルが好適に用いられる。この4-ハロアセト酢酸エステルの還元反応により、(S)-4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルが生成される。4-ハロアセト酢酸エステルのハロゲンとしては、例えば臭素、塩素、ヨウ素等が挙げられ、特に塩素が好適に用いられる。エステルとしては、例えば、メチルエステル、エチルエステル、プロピルエステル、イソプロピルエステル、ブチルエステル、オクチルエステル、ベンジルエステル等の直鎖、分岐鎖、芳香族置換を含むアルコールのエステルが挙げられるが、エチルエステルが最も好適に用いられる。4-ハロアセト酢酸エステルの誘導体としては、例えば、2位の直鎖もしくは分岐鎖を含むアルキル鎖、塩素、臭素、ヨウ素等のハロゲンを含む誘導体を挙げるができる。

【 0 0 5 7 】

本発明の酵素を用いた反応は、水中もしくは水に溶解しにくい有機溶媒、例えば、酢酸エチル、酢酸ブチル、トルエン、クロロホルム、シクロヘキサン、1-オクタノール、n-ヘキサン、n-オクタン等の有機溶媒中、もしくは水性媒体との2

相系により行うことができる。また、緩衝液等の水系にメタノール、エタノール、イソプロパノール、アセトニトリル、アセトンなどの水溶性溶媒を加えた混合溶媒系においても行うことが可能である。また、逆ミセル系での反応も行うことができ、界面活性剤としては、例えばエーロゾルOT (Aerosol OT) を用いたイソオクタン／水逆ミセル系等を挙げることができる。

【 0 0 5 8 】

本発明の反応は、例えば、固定化酵素、膜リアクター等を利用して行うことも可能である。本発明の酵素、その処理物、酵素分子を含む培養物、あるいは酵素を生成する微生物等の形質転換体を固定化する場合には、含硫多糖、例えばκ-カラギーナンやアルギン酸カルシウム、寒天ゲル法、ポリアクリルアミドゲル法等の公知の方法により固定化することができる。

【 0 0 5 9 】

また、本発明の反応は、本発明の酵素が反応できる条件であれば良く、反応温度 4-60℃、好ましくは10-37℃、pH3-11、好ましくはpH5-8、基質濃度0.01-90%、好ましくは0.1-30%で行うことができる。菌体またはその処理物を反応に利用する場合には、反応系に必要な応じて補酵素NAD⁺もしくはNADHを0.001mM-100mM、好ましくは、0.01-10mM添加することができる。また、基質は反応開始時に一括して添加することも可能であるが、反応液中の基質濃度が高くなり過ぎないように連続的、もしくは間欠的に添加することが望ましい。

【 0 0 6 0 】

本発明のケトンの還元により生成するアルコールの精製は、菌体、タンパク質の遠心分離、膜処理等による分離、溶媒抽出、蒸留、晶析等を適当に組み合わせることにより行うことができる。例えば、4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルでは、微生物菌体を含む反応液を遠心分離し、微生物菌体を除いた後、限外ろ過によりタンパク質を除去し、そのろ液に酢酸エチル、トルエン等の溶媒を添加して4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルを溶媒層に抽出する。これを相分離後、減圧濃縮することにより純度の高い4-ハロ-3-ヒドロキシ酪酸エステルを精製することができる。

【 0 0 6 1 】

【実施例】

以下、実施例により本発明を詳細に説明するが、本発明はこれに限定されるものではない。

〔実施例 1〕 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素のサブクローニング

文献 (Appl. Microbiol. Biotechnol. 44, 479-483 (1995)) 記載のプラスミド pMcFDH (E-P) よりギ酸脱水素酵素のサブクローニングを行った。文献記載の構造遺伝子 5'-末、3'-末配列をもとに、ギ酸脱水素酵素のオープンリーディングフレーム部分のみをクローニングするために、プライマー MCF-ATG2 (5'-CTTTC TAGAGGAATTCAACCATGGCAAAAGTTCTGTGTGTTT -3' / 配列番号: 3)、MCF-TAA3 (5'-CAGTCTAGATTAGACCGCTTTTTTGAATTTGGCG -3' / 配列番号: 4) を合成した。プラスミド (pMcFDH (E-P)) を鋳型として、PCR (95℃, 45秒、50℃, 1分、75℃, 7分) を 30 サイクル行い、特異的な増幅 DNA を得た。得られた DNA 断片を NcoI と XbaI の 2 種類の制限酵素で二重消化した。プラスミドベクター pSE420D (特開 2000-189170) を NcoI と XbaI で二重消化し、該酵素で二重消化した PCR 増幅 DNA 断片を T4 DNA リガーゼで連結し、pSE-MCF15 を得た。プラスミドマップを図 1 (図: pSE-MCF15) に示す。挿入 DNA 断片の塩基配列の解析を行った結果、そのコードするタンパク質は文献記載の DNA 配列と一致した。得られたギ酸脱水素酵素の塩基配列を McFDH-ORF (配列番号: 1) に、該遺伝子がコードするタンパク質のアミノ酸配列を McFDH-ORF-p (配列番号: 2) に示す。

【 0 0 6 2 】

〔実施例 2〕 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素とクライベロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素との共発現ベクター pSFR415 の構築

クライベロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素のオープンリーディングフレームのみを PCR クローニングするために、プライマー KAR-BSG5-3 (5'-TAATCTAGAGGAATTCAATAATGGATCCAACAATGACGTTTC -3' / 配列番号: 5)、KAR-BSG3 (5'-TAGAAGCTTAAGCTATTAAACGCAAGTGACCCAC -3' / 配列番号: 6) を合成した。pSE-KAR1 (特開 2000-236883) を鋳型として、PCR (95℃, 30秒、50℃, 1分

、75℃、5分)を30サイクル行い、特異的な増幅DNAを得た。得られたDNA断片をXbaI、HindIIIの2つの制限酵素で二重消化した。実施例1で構築したマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素を含むプラスミド pSE-MCF15 をXbaI、HindIIIの2つの制限酵素で消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、ギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR415を得た。プラスミド pSFR415のマップを図2に示す。本プラスミドを有する大腸菌(JM109(pSFR415))は、平成12年11月10日付けで次のように寄託した。

寄託機関の名称・あて名

名称：通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所

あて名：日本国茨城県つくば市東1丁目1番3号（郵便番号305-8566）

寄託日 平成12年11月10日

受託番号 生命研菌寄第18116号（FERM P-18116）

【0063】

【実施例3】 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素へのPCRによる変異導入

実施例2で構築したマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素とクライロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素の共発現ベクターpSFR415をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の6位のCysをSerへ変えるためのプライマーとしてMCF-ATG3 (5'-CTTCTAGAGGAATTCAACCATGGCAAAAGTTCTGTCTGTTC -3' / 配列番号：7) を、256位のCysをSerへ変えるためのプライマーとして McFDH-7mut01 (5'-GTATCCGGTTTGCGACGTCGTGACGCTGAACTCCCGCTGCACCCCGAA -3' / 配列番号：8)、McFDH-7mut02 (5'-TTCGGGGTGCAGCGGGGAGTTTCAGCGTCACGACGTCGCAAACCGGATAC -3' / 配列番号：9) を合成した。以後、6位のCysをSerに置き換えることをC6Sと表記する。これに従えば、256位のCysをSerに変えた場合は、C256Sと表記される。

【0064】

プラスミドpSFR415 を鋳型として、プライマー MCF-ATG3、McFDH-7mut02 のセットおよびプライマー McFDH-7mut01、MCF-TAA3のセットにより1st PCR (94℃、

30秒、50℃、30秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。続いて、1st PCRにより増幅されたDNA断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号: 7)、MCF-TAA3 (配列番号: 4) を加え、2nd PCR (94℃、30秒、50℃、30秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。得られたPCR増幅断片をNcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化した。pSFR415を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C256Sの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR411を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 6 5 】

【実施例4】 C6S、C146SおよびC256S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例3で得られたプラスミド pSFR411をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の146位のCysをSerへ変えるためのプライマーとして、McFDH-12F (5'-CGGAAGTCACCTACTCAAACCTCGATCAGCGTCG -3' / 配列番号: 10)、McFDH-12R (5'-CGACGCTGATCGAGTTTGAGTAGGTGACTTCCG -3' / 配列番号: 11) を合成した。

【 0 0 6 6 】

プラスミドpSFR411を鋳型として、プライマーMCF-ATG3 (配列番号: 7)、McFDH-12R (配列番号: 11) のセットおよびプライマーMcFDH-12F (配列番号: 10)、MCF-TAA3 (配列番号: 4) のセットにより1st PCR (94℃、30秒、50℃、30秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。続いて、1st PCRにより増幅されたDNA断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号: 7)、MCF-TAA3 (配列番号: 4) を加え、2nd PCR (94℃、30秒、50℃、30秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。得られたPCR増幅断片をNcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C146S、C256Sの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR412を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されているこ

とを確認した。

【 0 0 6 7 】

〔実施例 5〕 C6S、C249SおよびC256S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 3 で得られたプラスミド pSFR411をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の249位のCysをSerへ変えるためのプライマーとして、McFDH-13F (5' - GACATGTATCCGGTTTCTGACGTCGTGACGCTG -3' / 配列番号 : 1 2)、McFDH-13R (5' - CAGCGTCACGACGTCAGAAACCGGATACATGTC -3' / 配列番号 : 1 3) を合成した。

【 0 0 6 8 】

プラスミドpSFR411を鋳型として、プライマーMCF-ATG3 (配列番号 : 7)、McFDH-13R (配列番号 : 1 3) のセットおよびプライマーMcFDH-13F (配列番号 : 1 2)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) のセットにより1st PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。続いて、1st PCRにより増幅されたDNA断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) を加え、2nd PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。得られたPCR増幅断片をNcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411をNcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNAリガーゼで連結し、C6S、C249S、C256Sの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR413 を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 6 9 】

〔実施例 6〕 C6S、C256SおよびC355S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

得られたプラスミド pSFR411をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の355位のCysをSerへ変えるためのプライマーとして、McFDH-14F (5' - CGAGATCCTGGAGTCATTCTTGAAGGCCGTCCGA -3' / 配列番号 : 1 4)、McFDH-14R (5' - TCGGACGGCCTTCGAAGAATGACTCCAGGATCTCG -3' / 配列番号 : 1 5) を合

成した。

【 0 0 7 0 】

プラスミド pSFR411 を鋳型として、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、McF DH-14R (配列番号 : 15) のセットおよびプライマー McFDH-14F (配列番号 : 14)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) のセットにより 1st PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。続いて、1st PCR により増幅された DNA 断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) を加え、2nd PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。得られた PCR 増幅断片を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411 を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化した PCR 増幅断片を T4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C256S、C355S の変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミド pSFR414 を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 7 1 】

【実施例 7】 C6A および C256S 変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 3 で得られたプラスミド pSFR411 をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の 6 位を Ala へ変えるためのプライマーとして、MCF-416F (5' - ATGGCAAAAAGTTTCTAGCTGTTCTTTACGAT -3' / 配列番号 : 16)、MCF-416R (5' - ATCGTAAAGAACAGCTAAACTTTTGCCAT -3' / 配列番号 : 17) を、対プライマーとして、170F 5' - GGCAAATATTCTGAAATGAGC -3' / 配列番号 : 18)、MCF-777R (5' - TCACGACGTCGCAAACCGGA -3' / 配列番号 : 19) を合成した。

【 0 0 7 2 】

プラスミド pSFR411 を鋳型として、プライマー 170F (配列番号 : 18)、MCF-416R (配列番号 : 17) のセットおよびプライマー MCF-416F (配列番号 : 16)、MCF-777R (配列番号 : 19) のセットにより 1st PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。続いて、1st PCR により増幅された DNA 断片を希釈、混合し、プライマー 170F (配列番号 : 18)、MCF-777R (配列番号 : 19) のセットにより 2nd PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル) を行った。得られた PCR 増幅断片を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411 を NcoI、XbaI の2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化した PCR 増幅断片を T4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C256S、C355S の変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミド pSFR414 を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

号：19)を加え、2nd PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル)を行った。

得られたPCR増幅断片をNheI、BglIIIの2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411をNheI、BglIIIの2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、C6A、C256Sの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR416を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【0073】

〔実施例8〕 C6VおよびC256S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例3で得られたプラスミドpSFR411をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の6位をValへ変えるためのプライマーとして、MCF-417F (5'-ATGGCAAAAGTTTTAGTAGTTCTTTACGAT -3' / 配列番号：20)、MCF-417R (5'-ATCGTAAAGAACTACTAAACTTTTGCCAT -3' / 配列番号：21)を合成した。

【0074】

プラスミドpSFR411を鋳型として、プライマー170F (配列番号：18)、MCF-417R (配列番号：21)のセットおよびプライマーMCF-417F (配列番号：20)、MCF-777R (配列番号：19)のセットにより1st PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル)を行った。続いて、1st PCRにより増幅されたDNA断片を希釈、混合し、プライマー170F (配列番号：18)、MCF-777R (配列番号：19)を加え、2nd PCR (94℃, 30秒、50℃, 30秒、72℃, 30秒、25サイクル)を行った。

得られたPCR増幅断片をNheI、BglIIIの2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411をNheI、BglIIIの2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、C6V、C256Sの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR417を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【0075】

〔実施例9〕 C6SおよびC256A変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水

素酵素の構築

実施例 3 で得られたプラスミド pSFR411 をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の 256 位を Ala へ変えるためのプライマーとして、MCF-418F (5' - GTGACGCTGAACGCTCCGCTGCACCCC -3' / 配列番号 : 2 2)、MCF-418R (5' - GGGGTGCAGCGGAGCGTTCAGCGTCAC -3' / 配列番号 : 2 3) を合成した。

【 0 0 7 6 】

プラスミド pSFR411 を鋳型として、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、MCF-418R (配列番号 : 2 3) のセットおよびプライマー MCF-418F (配列番号 : 2 2)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) のセットにより 1st PCR (94℃, 30 秒、50℃, 30 秒、72℃, 30 秒、25 サイクル) を行った。続いて、1st PCR により増幅された DNA 断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) を加え、2nd PCR (94℃, 30 秒、50℃, 30 秒、72℃, 30 秒、25 サイクル) を行った。

得られた PCR 増幅断片を BglIII、XbaI の 2 つの制限酵素で二重消化した。pSFR411 を BglIII、XbaI の 2 つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化した PCR 増幅断片を T4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C256A の変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミド pSFR418 を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 7 7 】

【実施例 10】 C6S および C256V 変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 3 で得られたプラスミド pSFR411 をもとにして、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の 256 位を Val へ変えるためのプライマーとして、MCF-419F (5' - GTGACGCTGAACGTTCCGCTGCACCCC -3' / 配列番号 : 2 4)、MCF-419R (5' - GGGGTGCAGCGGAACGTTTCAGCGTCAC -3' / 配列番号 : 2 5) を合成した。

【 0 0 7 8 】

プラスミド pSFR411 を鋳型として、プライマー MCF-ATG3 (配列番号 : 7)、MCF-418R (配列番号 : 2 3) のセットおよびプライマー MCF-418F (配列番号 : 2 2)、MCF-TAA3 (配列番号 : 4) のセットにより 1st PCR (94℃, 30 秒、50℃, 30

秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。続いて、1st PCRにより増幅されたDNA断片を希釈、混合し、プライマー MCF-ATG3 (配列番号: 7)、MCF-TAA3 (配列番号: 4)を加え、2nd PCR (94℃、30秒、50℃、30秒、72℃、30秒、25サイクル)を行った。得られたPCR増幅断片をBglIII、XbaIの2つの制限酵素で二重消化した。pSFR411をBglIII、XbaIの2つの制限酵素で二重消化し、同酵素で消化したPCR増幅断片をT4 DNA リガーゼで連結し、C6S、C256Vの変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR419を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 7 9 】

〔実施例 1 1〕 C146S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 2 で構築したpSFR415をBglIII、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約6kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製)により精製、回収した。実施例 4 で構築した pSFR412をBglIII、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約0.4kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製)により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C146S変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR420を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 0 】

〔実施例 1 2〕 C256S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 2 で構築したpSFR415をMluI、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.5kbpのバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製)により精製、回収した。実施例 4 で構築した pSFR412をMluI、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈

殿後、アガロース電気泳動を行い、約4.8kbp のバンドを切り出し、Sephaglas B andPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C256S変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR421を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 1 】

〔実施例 1 3〕 C146SおよびC256S変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 2 で構築した pSFR415をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.3kbpのバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。実施例 4 で構築したpSFR412をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約5.1kbpのバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C146S、C256S変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR422を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 2 】

〔実施例 1 4〕 C256V変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 2 で構築したpSFR415をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.3kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。実施例 1 0 で構築した pSFR419をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約5.1kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNA リガーゼで連結し、C256V変異の導入されたギ酸脱

水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR423を得た。
得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 3 】

〔実施例 1 5〕 C146SおよびC256V変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 2 で構築したpSFR415をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.3kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。実施例 4 で構築したpSFR412をBglII、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約0.4kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。実施例 1 0 で構築した pSFR419をMluI、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約4.7kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C146S、C256V変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR424 を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 4 】

〔実施例 1 6〕 C6AおよびC256V変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 7 で構築したpSFR416をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.3kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。実施例 1 0 で構築したpSFR419をMluI、BglIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約5.1kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C6A、C256V変異の導入されたギ

酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR425を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。

【 0 0 8 5 】

〔実施例 1 7〕 C6A、C146SおよびC256V変異マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の構築

実施例 7 で構築した pSFR416をMluI、BglIIIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約1.3kbp のバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。次いで、実施例 4 で構築したpSFR412をBglIII、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約0.4kbpのバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。さらに実施例 1 0 で構築した pSFR419をMluI、BsrBRIの2つの制限酵素で消化し、エタノール沈殿後、アガロース電気泳動を行い、約4.7kbpのバンドを切り出し、Sephaglas BandPrep (Amersham Pharmacia Biotech製) により精製、回収した。両DNA断片を等molずつ混合し、T4 DNAリガーゼで連結し、C6A、C146S、C256V変異の導入されたギ酸脱水素酵素とカルボニル還元酵素を同時に発現可能なプラスミドpSFR426を得た。得られたプラスミドの塩基配列の解析を行い、変異が導入されていることを確認した。本プラスミドを有する大腸菌(JM109(pSFR426))は、平成12年11月10日付けで次のように寄託した。

寄託機関の名称・あて名

名称：通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所

あて名：日本国茨城県つくば市東1丁目1番3号（郵便番号305-8566）

寄託日 平成12年11月10日

受託番号 生命研菌寄第18117号（FERM P-18117）

【 0 0 8 6 】

〔実施例 1 8〕 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素とクライベロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素の大腸菌における同時発現

実施例 2 から 1 7 で構築したマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素とクライベロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素を共発現するプラスミドにより、大腸菌 W3110 株を形質転換した。それぞれの組換え大腸菌を液体培地（1% バクトトリプトン、0.5% バクト-酵母エキス、1.0% 塩化ナトリウム、以下 LB 培地）に植菌し、30℃ で終夜培養した後、イソプロピルチオ-β-ガラクトピラノシド（以下、IPTG）を添加し、さらに培養した。菌体を遠心分離により集菌後、0.02% 2-メルカプトエタノール、10mM エチレンジアミンテトラ酢酸二ナトリウムを含む 100mM リン酸カリウム緩衝液（pH 7.0）に懸濁し、密閉式超音波破碎装置 UCD-200TM（コスモバイオ製）を用いて 3 分間処理することで、菌体を破碎した。菌体破碎液を遠心分離し、その上清を菌体抽出液として回収、ギ酸脱水素酵素活性、4-クロロアセト酢酸エチル還元活性を測定した。タンパク質量の測定は、Bio-Rad Protein Assay Kit（Bio-Rad 製）を用いて測定した。標準タンパク質としては、Bovine Plasma Albumin を用いた。各組換え大腸菌から得た粗酵素液の酵素活性を表 1 に示した。

【 0 0 8 7 】

【表 1】

プラスミド				U/mg-protein	
	6-Cys	146-Cys	256-Cys	FDH	ECAA-R
pSFR415	Cys	Cys	Cys	1.46	1.99
pSFR412	Ser	Ser	Ser	0.127	2.15
pSFR416	Ala	Cys	Ser	0.751	1.85
pSFR417	Val	Cys	Ser	0.659	1.56
pSFR418	Ser	Cys	Ala	0.193	1.35
pSFR419	Ser	Cys	Val	0.258	1.18
pSFR420	Cys	Ser	Cys	1.22	2.68
pSFR421	Cys	Cys	Ser	1.40	2.61
pSFR422	Cys	Ser	Ser	0.960	4.35
pSFR423	Cys	Cys	Val	1.47	2.08
pSFR424	Cys	Ser	Val	0.967	2.13
pSFR425	Ala	Cys	Val	1.16	2.05
pSFR426	Ala	Ser	Val	0.716	1.66

【0088】

クライベロマイセス アエスチュアリ由来カルボニル還元酵素の活性を ECAA-R として、ギ酸脱水素酵素活性を FDH として、表記してある。

【0089】

【実施例 19】 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の 4-クロロアセト酢酸エチル耐性の測定

ギ酸脱水素酵素の 4-クロロアセト酢酸エチル耐性の測定を、実施例 18 で得られた各組換え菌のギ酸脱水素酵素 10mU、20 μ mol 4-クロロアセト酢酸エチル、100mM リン酸カリウム緩衝液 (pH 7.0) およびタンパク質量が 100 μ g になるように Bovine albumin (Fraction V, Sigma 製) を含む溶液中で 25℃、20 分保持後、2.5 μ mol NAD⁺、100 μ mol ギ酸ナトリウムを加え、340nm の吸光度の変化量を

測定することで行った。対照実験としては、4-クロロアセト酢酸エチルを含まない条件で、25℃、20分保持後、20 μmol 4-クロロアセト酢酸エチル、2.5 μmol NAD⁺、100 μmol ギ酸ナトリウムを加え、340nmの吸光度の変化量を測定することで行った。

【0090】

各組換え大腸菌から得た酵素液のギ酸脱水素酵素活性を表2に示した。20分処理後の残存活性をratioに示してある。256位のCysをSer、Ala、Valに変えることによって、4-クロロアセト酢酸エチル耐性が付与された。

【0091】

【表2】

プラスミド	6-Cys	146-Cys	256-Cys	ratio
pSFR415	Cys	Cys	Cys	<u>7.43%</u>
pSFR412	Ser	Ser	Ser	116%
pSFR416	Ala	Cys	Ser	97.4%
pSFR417	Val	Cys	Ser	92.1%
pSFR418	Ser	Cys	Ala	120%
pSFR419	Ser	Cys	Val	94.0%
pSFR420	Cys	Ser	Cys	<u>7.67%</u>
pSFR421	Cys	Cys	Ser	99.3%
pSFR422	Cys	Ser	Ser	118%
pSFR423	Cys	Cys	Val	100%
pSFR424	Cys	Ser	Val	104%
pSFR425	Ala	Cys	Val	94.5%
pSFR426	Ala	Ser	Val	108%

【0092】

【実施例 2 0】 マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素の酢酸エチルによる活性化の測定

ギ酸脱水素酵素の酢酸エチルによる活性化の測定を酢酸エチルを5%含む条件で、実施例 1 8 で得られたギ酸脱水素酵素の活性を測定した。

【0 0 9 3】

各組換え大腸菌から得た酵素液の酢酸エチル存在下での酵素活性を表 3 に示した。146位のCysをSerに変えることによって、酢酸エチルによる活性化効果が付与された。

【0 0 9 4】

【表 3】

プラスミド	6-Cys	146-Cys	256-Cys	ratio
pSFR415	Cys	Cys	Cys	121%
pSFR412	Ser	Ser	Ser	225%
pSFR416	Ala	Cys	Ser	109%
pSFR417	Val	Cys	Ser	105%
pSFR418	Ser	Cys	Ala	125%
pSFR419	Ser	Cys	Val	110%
pSFR420	Cys	Ser	Cys	181%
pSFR421	Cys	Cys	Ser	125%
pSFR422	Cys	Ser	Ser	224%
pSFR423	Cys	Cys	Val	111%
pSFR424	Cys	Ser	Val	185%
pSFR425	Ala	Cys	Val	111%
pSFR426	Ala	Ser	Val	208%

【0 0 9 5】

【実施例 2 1】 組換え大腸菌による (S) - 4 - クロロ - 3 - ヒドロキシ酪酸エチルの合成

実施例 2 から 1 7 で構築したマイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素とクライペロマイセス アエスチュアリ由来のカルボニル還元酵素を共発現するプラスミドにより形質転換された大腸菌 W3110 株を液体 LB 培地に植菌し、30℃で終夜培養した後、培地 (2% バクトトリプトン、1% バクト-酵母エキス、1.0% 塩化ナトリウム、pH 7.2) に植菌し、30℃で終夜培養後、IPTG を添加し、さらに培養した。得られた大腸菌を集菌し、これを用いて 4 - クロロアセト酢酸エチル還元反応を行った。

【0 0 9 6】

培養液 20mL より調製した各大腸菌、500mM リン酸カリウム緩衝液 (pH 6.3)、3% 4-クロロアセト酢酸エチル、365mM ギ酸ナトリウムを含む 20mL の反応液を、攪拌下 20℃で終夜反応させた。生成した 4-クロロ-3-ヒドロキシ酪酸エチルは、液相 サーモン 3000 5%、担体 クロモソルブ W (60-80mesh) AW-DMCS (Thermon 3000 5% chromosorb W60-80 (AW-DMCS)、信和加工株式会社) を 3.2mm x 2.1mm ガラスカラムに充填し、カラム温度 150℃で、水素炎イオン化検出器 (FID) を利用したガスクロマトグラフィーにより定量した。各組換え大腸菌による (S) - 4 - クロロ - 3 - ヒドロキシ酪酸エチルの生成量を表 4 に示した。6 位の Cys を Ser、Ala、Val、146 位の Cys を Ser、256 位の Cys を Ser、Ala、Val に変えることで、変換効率が高くなった。

【0 0 9 7】

【表 4】

プラスミド	6-Cys	146-Cys	256-Cys	g/L
pSFR415	Cys	Cys	Cys	17.5
pSFR412	Ser	Ser	Ser	24.5
pSFR416	Ala	Cys	Ser	25.8
pSFR417	Val	Cys	Ser	25.2
pSFR418	Ser	Cys	Ala	22.4
pSFR419	Ser	Cys	Val	25.5
pSFR420	Cys	Ser	Cys	19.1
pSFR421	Cys	Cys	Ser	30.5
pSFR422	Cys	Ser	Ser	25.5
pSFR423	Cys	Cys	Val	30.6
pSFR424	Cys	Ser	Val	31.0
pSFR425	Ala	Cys	Val	29.6
pSFR426	Ala	Ser	Val	32.2

【0098】

【発明の効果】

本発明により、有機溶媒に耐性のある、および／または有機溶媒によって活性化されるギ酸脱水素酵素の変異体が提供された。本発明の酵素を利用することにより、効率的に酸化型 β -ニコチンアミドジヌクレオチドから還元型 β -ニコチンアミドジヌクレオチドを製造することが可能となった。さらに、カルボニル還元酵素によるケトンからアルコールの生産において、本発明の酵素を用いて効果的に補酵素 β -ニコチンアミドジヌクレオチドを酸化型から還元型に再生することによって、収率よくアルコールを生産することが可能となった。

【0099】

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> DAICEL CHEMICAL INDUSTRIES, LTD.

<120> Mutant of formate dehydrogenase derived from *Mycobacterium vaccae*, and use thereof.

<130> D1-A0011

<140>

<141>

<160> 25

<170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 1206

<212> DNA

<213> *Mycobacterium vaccae*

<400> 1

```

atggcaaaag ttctgtgtgt tctttacgat gatccggctg acggctaccc gaagacctat 60
gcccgcgacg atcttccgaa gatcgaccac tatccggggcg gccagatctt gccgacgccg 120
aaggccatcg acttcacgcc cgggcagttg ctcggtccg tctccggcga gctcggcctg 180
cgaccatata tcgagtccaa cggccacacc ctggtcgtga cctccgacaa ggacggcccc 240
gactcggtgt tcgagcgcga gctggtcgat gcggatgtcg tcattctcca gcccttctgg 300
ccggcctatc tgacgcccga gcgcatcgcc aaggccaaga acctgaagct cgcgctcacc 360
gccggcatcg gttccgacca cgtcgatctt cagtcggcta tcgaccgcaa cgtcaccgtg 420
gcggaagtca cctactgcaa ctcgatcagc gtcgccgagc atgtggtgat gatgatcctg 480

```

tcgctggtgc gcaactatct gccctcgac gaatgggcgc ggaagggcgg ctggaacatc 540
 gccgactgcg tctcccacgc ctacgacctc gaggcgatgc atgtcggcac cgtggccgcc 600
 ggccgcatcg gtctcgcggt gctgcgccgt ctggcgccgt tcgacgtgca cctgcactac 660
 accgaccgtc accgcctgcc ggaatcggtc gagaaggagc tcaacctcac ctggcacgcg 720
 acccgcgagg acatgtatcc ggtttgcgac gtggtgacgc tgaactgccc gctgcacccc 780
 gaaaccgagc acatgatcaa tgacgagacg ctgaagctgt tcaagcgtgg cgcctacatc 840
 gtcaacaccg cccgcggcaa gctgtgcgac cgcgatgccg tggcacgtgc gtcggaatcc 900
 ggccggctgg ccggctatgc cggcgacgtg tggttcccgc agccggcgcc gaaggaccac 960
 ccctggcgga cgatgcccta taacggcatg accccgcaca tctccggcac cacgtgacc 1020
 gcgcaggcgc gttatgcggc gggcacccgc gagatcctgg agtgcttctt cgagggccgt 1080
 ccgatccgcg acgaatacct catcgtgcag ggcggcgctc ttgccggcac cggcgcgcat 1140
 tctactcga agggcaatgc caccggcggt tcggaagagg ccgccaatt caaaaaagcg 1200
 gtctaa 1206

<210> 2

<211> 401

<212> PRT

<213> Mycobacterium vaccae

<400> 2

Met Ala Lys Val Leu Cys Val Leu Tyr Asp Asp Pro Val Asp Gly Tyr

1 5 10 15

Pro Lys Thr Tyr Ala Arg Asp Asp Leu Pro Lys Ile Asp His Tyr Pro

20 25 30

Gly Gly Gln Ile Leu Pro Thr Pro Lys Ala Ile Asp Phe Thr Pro Gly

35 40 45

Gln Leu Leu Gly Ser Val Ser Gly Glu Leu Gly Leu Arg Pro Tyr Leu
50 55 60

Glu Ser Asn Gly His Thr Leu Val Val Thr Ser Asp Lys Asp Gly Pro
65 70 75 80

Asp Ser Val Phe Glu Arg Glu Leu Val Asp Ala Asp Val Val Ile Ser
85 90 95

Gln Pro Phe Trp Pro Ala Tyr Leu Thr Pro Glu Arg Ile Ala Lys Ala
100 105 110

Lys Asn Leu Lys Leu Ala Leu Thr Ala Gly Ile Gly Ser Asp His Val
115 120 125

Asp Leu Gln Ser Ala Ile Asp Arg Asn Val Thr Val Ala Glu Val Thr
130 135 140

Tyr Cys Asn Ser Ile Ser Val Ala Glu His Val Val Met Met Ile Leu
145 150 155 160

Ser Leu Val Arg Asn Tyr Leu Pro Ser His Glu Trp Ala Arg Lys Gly
165 170 175

Gly Trp Asn Ile Ala Asp Cys Val Ser His Ala Tyr Asp Leu Glu Ala
180 185 190

Met His Val Gly Thr Val Ala Ala Gly Arg Ile Gly Leu Ala Val Leu

195

200

205

Arg Arg Leu Ala Pro Phe Asp Val His Leu His Tyr Thr Asp Arg His

210

215

220

Arg Leu Pro Glu Ser Val Glu Lys Glu Leu Asn Leu Thr Trp His Ala

225

230

235

240

Thr Arg Glu Asp Met Tyr Pro Val Cys Asp Val Val Thr Leu Asn Cys

245

250

255

Pro Leu His Pro Glu Thr Glu His Met Ile Asn Asp Glu Thr Leu Lys

260

265

270

Leu Phe Lys Arg Gly Ala Tyr Ile Val Asn Thr Ala Arg Gly Lys Leu

275

280

285

Cys Asp Arg Asp Ala Val Ala Arg Ala Leu Glu Ser Gly Arg Leu Ala

290

295

300

Gly Tyr Ala Gly Asp Val Trp Phe Pro Gln Pro Ala Pro Lys Asp His

305

310

315

320

Pro Trp Arg Thr Met Pro Tyr Asn Gly Met Thr Pro His Ile Ser Gly

325

330

335

Thr Thr Leu Thr Ala Gln Ala Arg Tyr Ala Ala Gly Thr Arg Glu Ile

340

345

350

Leu Glu Cys Phe Phe Glu Gly Arg Pro Ile Arg Asp Glu Tyr Leu Ile

355

360

365

Val Gln Gly Gly Ala Leu Ala Gly Thr Gly Ala His Ser Tyr Ser Lys

370

375

380

Gly Asn Ala Thr Gly Gly Ser Glu Glu Ala Ala Lys Phe Lys Lys Ala

385

390

395

400

Val

<210> 3

<211> 42

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 3

ctttctagag gaattcaacc atggcaaaag ttctgtgtgt tc

42

<210> 4

<211> 34

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 4

cagtctagat tagaccgctt ttttgaattt ggCg

34

<210> 5

<211> 42

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 5

taatctagag gaattcaata atggatccaa caatgacgtt tc

42

<210> 6

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 6

tagaagctta agctattaaa cgcaagtga cccac

35

<210> 7

<211> 42

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 7

ctttctagag gaattcaacc atggcaaaag ttctgtctgt tc

42

<210> 8

<211> 49

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 8

gtatccggtt tgcgacgtcg tgacgtgaa ctccccgtg caccgccaa

49

<210> 9

<211> 49

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 9

ttcgggggtgc agcggggagt tcagcgtcac gacgtcgcaa accggatac

49

<210> 10

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 10

cggaagtcac ctactcaaac tcgatcagcg tcg

33

<210> 11

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 11

cgacgctgat cgagtttgag taggtgactt ccg

33

<210> 12

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 12

gacatgtatc cggtttctga cgctcgtgacg ctg

33

<210> 13

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 13

cagcgtcacg acgtcagaaa ccgatacat gtc

33

<210> 14

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 14

cgagatcctg gagtcattct tcgaaggccg tccga

35

<210> 15

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 15

tcggacggcc ttcgaagaat gactccagga tctcg

35

<210> 16

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 16

atggcaaaag ttttagctgt tctttacgat

30

<210> 17

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 17

atcgtaaaga acagctaaaa cttttgccat

30

<210> 18

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 18

ggcaaattatt ctgaaatgag c

21

<210> 19

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 19

tcacgacgtc gcaaaccgga

20

<210> 20

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 20

atggcaaaag ttttagtagt tctttacgat

30

<210> 21

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 21

atcgtaaaga actactaaaa cttttgccat

30

<210> 22

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 22

gtgacgctga acgctccgct gcacccc

27

<210> 23

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 23

ggggtgcagc ggagcgttca gcgtcac

27

<210> 24

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 24

gtgacgctga acgttccgct gcacccc

27

<210> 25

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:an artificially
synthesized primer sequence

<400> 25

ggggtgcagc ggaacgttca gcgtcac

27

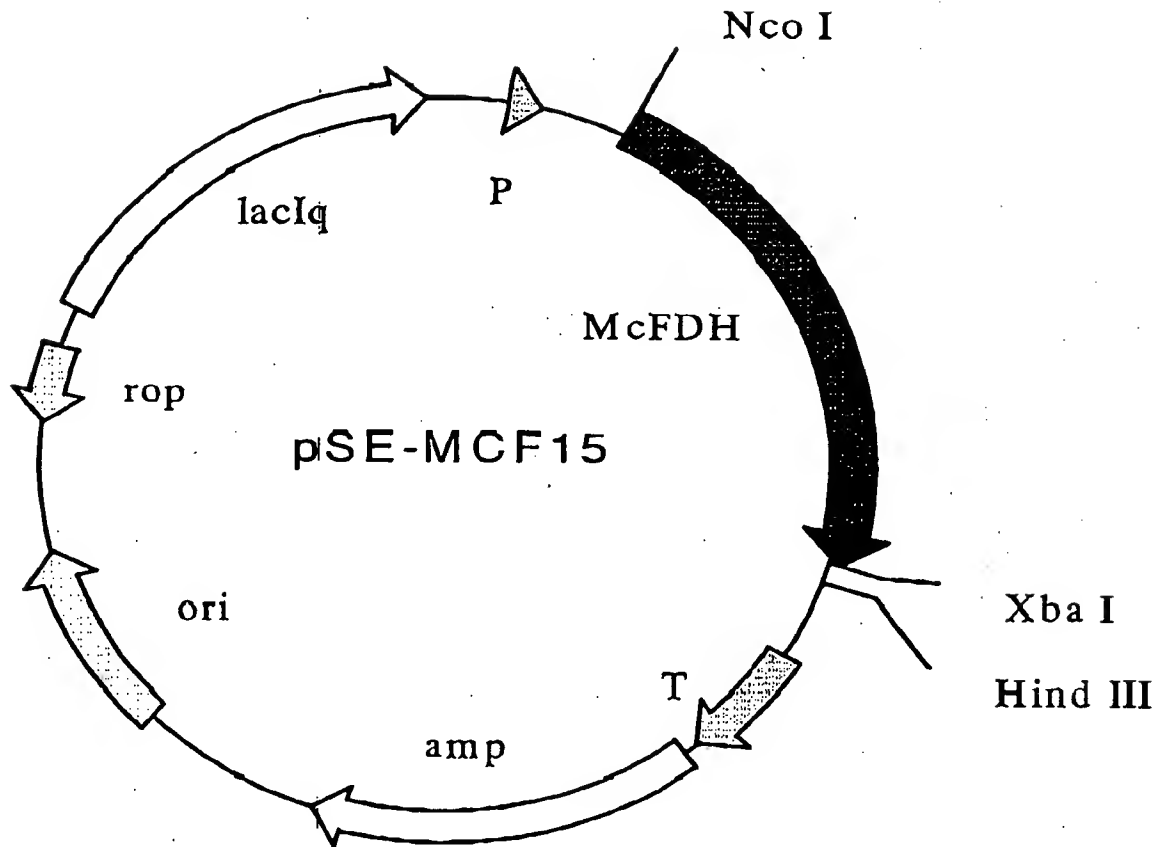
【図面の簡単な説明】

【図 1】 プラスミド pSE-MCF15 の構造を示す図である。

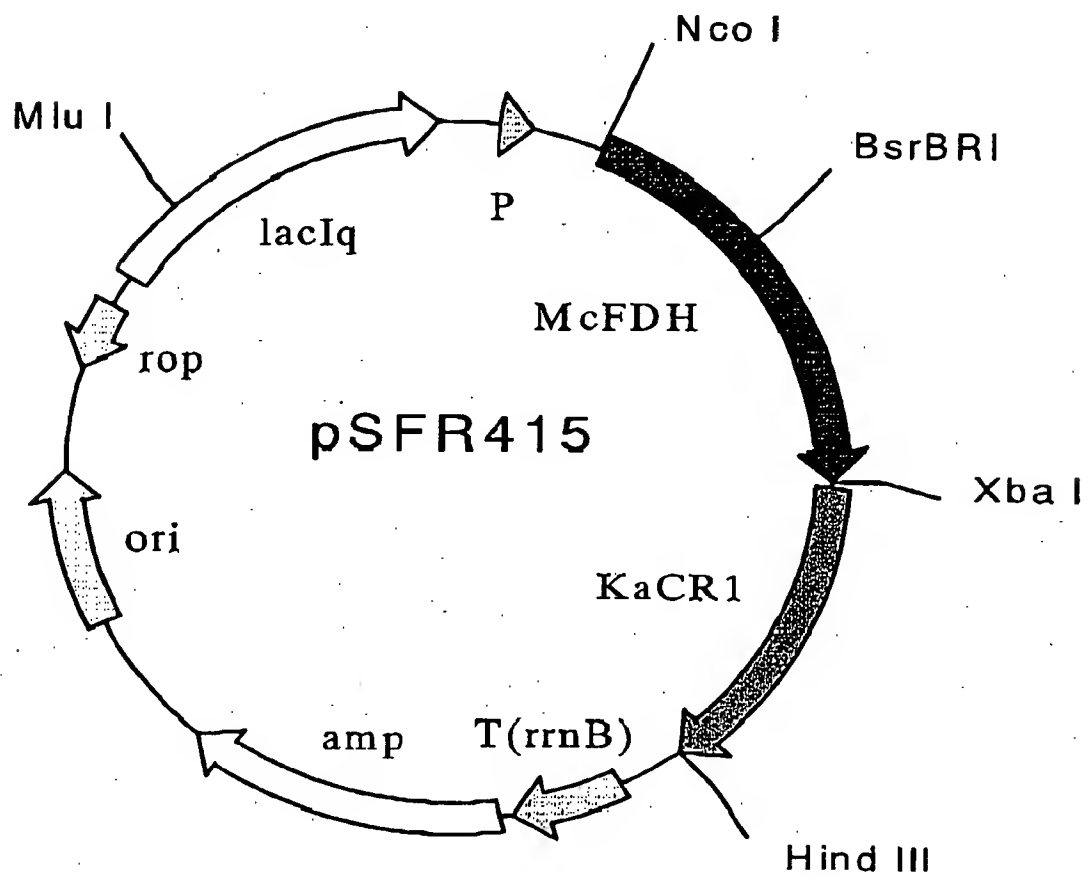
【図 2】 プラスミド pSFR415 の構造を示す図である。

【書類名】 図面

【図1】



【図 2】



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 本発明は、補酵素NADHを再生しながら酸化型基質から還元型生成物を製造する過程においても活性の低下しないギ酸脱水素酵素を提供することにある。さらに、本発明は、このような酵素を利用して効率的に酸化型基質から還元型生成物を製造することをも目的とする。

【解決手段】 ギ酸脱水素酵素の活性の低下の原因を究明した結果、原料であるケトンに代表される有機溶媒の存在によってギ酸脱水素酵素の失活が速やかに起こるためであることを見出した。そこで、マイコバクテリウム バッカエ由来ギ酸脱水素酵素に部位特異的変異を導入することにより、有機溶媒耐性を示す、および／または有機溶媒により活性化されるギ酸脱水素酵素の変異体を構築した。該ギ酸脱水素酵素の変異体を用いることにより、カルボニル還元酵素によるケトンからアルコールの生産において、効果的に補酵素 β -ニコチンアミドジヌクレオチドを酸化型から還元型に再生することにより、収率よくアルコールを生産することが可能となった。

【選択図】 なし

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号 [000002901]

1. 変更年月日 1990年 8月28日
[変更理由] 新規登録
住 所 大阪府堺市鉄砲町1番地
氏 名 ダイセル化学工業株式会社